(12) NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES PATENTWESENS (PCT) VERÖFFENTLICHTE INTERNATIONALE ANMELDUNG

(19) Weltorganisation für geistiges Eigentum Internationales Büro





(43) Internationales Veröffentlichungsdatum 12. Februar 2004 (12.02.2004)

PCT

(10) Internationale Veröffentlichungsnummer $WO\ 2004/012782\ A1$

- (51) Internationale Patentklassifikation⁷: A611 C12M 3/06
 - A61L 27/38,
- (21) Internationales Aktenzeichen: PCT/F
 - PCT/EP2003/008325
- (22) Internationales Anmeldedatum:

28. Juli 2003 (28.07.2003)

(25) Einreichungssprache:

Deutsch

(26) Veröffentlichungssprache:

Deutsch

(30) Angaben zur Priorität: 102 34 742.5

30. Juli 2002 (30.07.2002) DE

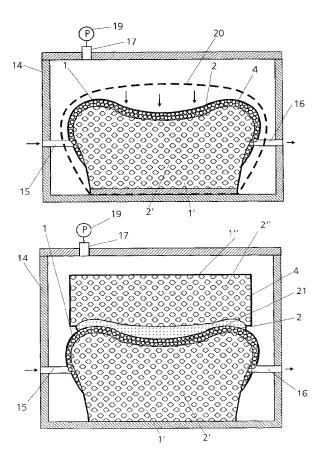
(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten mit Ausnahme von US): BIONETHOS HOLDING [DE/DE]; Hinter den langen Höfen 16, 31275 Lehrte-Immensen (DE).

- (72) Erfinder; und
- (75) Erfinder/Anmelder (nur für US): BADER, Augustinus [DE/DE]; Hinter den langen Höfen 16, 31275 Lehrte-Immensen (DE).
- (74) Anwalt: LORENZ, Werner; Alte Ulmer Str. 2, 89522 Heidenheim (DE).
- (81) Bestimmungsstaaten (national): AE, AG, AL, AM, AU, AZ, BA, BB, BR, BY, BZ, CA, CN, CO, CR, CU, DM, DZ, EC, GD, GE, GH, GM, HR, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NI, NO, NZ, OM, PG, PH, PL, RU, SC, SD, SG, SL, TJ, TM, TN, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

[Fortsetzung auf der nächsten Seite]

(54) Title: METHOD AND DEVICE FOR CULTURING CELLS

(54) Bezeichnung: VERFAHREN UND VORRICHTUNG ZUM ZÜCHTEN VON ZELLEN



- (57) Abstract: The invention relates to a method for culturing cells (2), according to which cells (2) are introduced into a cell culture chamber in order to form a cellular layer, said chamber being configured inside a carrier structure (1). The shape and size of the carrier structure (1) correspond at least approximately to the shape that is to be formed by the cells (2), such as an implant or a prosthesis. Nutrients and/or oxygen are fed to the carrier structure (1). The exterior of the carrier structure (1) is provided with a boundary membrane (4) that is impermeable to cells.
- (57) Zusammenfassung: Bei einem Verfahren zum Züchten von Zellen (2) werden Zellen (2) zur Bildung einer Zellschicht in einen Zellkulturraum eingelegt, der im Inneren einer Trägerstruktur (1) gebildet wird, wobei die Trägerstruktur (1) in ihrer Form und Grösse wenigstens annähernd der durch die Zellen (2) zu bildenden Form, wie einem Implanat oder einer Prothese, entspricht. Der Trägerstruktur (1) werden Nährstoffe und/oder Sauerstoff zugeführt. Die Trägerstruktur (1) wird aussenseitig mit einer gegenüber Zellen undurchlässigen Grenzschicht (4) versehen.



WO 2004/012782 A1

(84) Bestimmungsstaaten (regional): ARIPO-Patent (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), eurasisches Patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), europäisches Patent (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL, PT, RO, SE, SI, SK, TR), OAPI-Patent (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

Erklärungen gemäß Regel 4.17:

- hinsichtlich der Identität des Erfinders (Regel 4.17 Ziffer i) für alle Bestimmungsstaaten
- hinsichtlich der Berechtigung des Anmelders, ein Patent zu beantragen und zu erhalten (Regel 4.17 Ziffer ii) für die folgenden Bestimmungsstaaten AE, AG, AL, AM, AU, AZ, BA, BB, BR, BY, BZ, CA, CN, CO, CR, CU, DM, DZ, EC, GD, GE, GH, GM, HR, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NI, NO, NZ, OM, PG, PH, PL, RU, SC, SD, SG, SL, TJ, TM, TN, TT, TZ, UA, UG, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW, ARIPO-Patent (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), eurasisches Patent (AM, AZ, BY,
- KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), europäisches Patent (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL, PT, RO, SE, SI, SK, TR), OAPI-Patent (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG)

- hinsichtlich der Berechtigung des Anmelders, die Priorität einer früheren Anmeldung zu beanspruchen (Regel 4.17 Ziffer iii) für alle Bestimmungsstaaten
- Erfindererklärung (Regel 4.17 Ziffer iv) nur für US

Veröffentlicht:

- mit internationalem Recherchenbericht
- vor Ablauf der f\u00fcr \u00eAnderungen der Anspr\u00fcche geltenden Frist; Ver\u00f6fentlichung wird wiederholt, falls \u00eAnderungen eintreffen

Zur Erklärung der Zweibuchstaben-Codes und der anderen Abkürzungen wird auf die Erklärungen ("Guidance Notes on Codes and Abbreviations") am Anfang jeder regulären Ausgabe der PCT-Gazette verwiesen.

Verfahren und Vorrichtung zum Züchten von Zellen

Die Erfindung betrifft ein Verfahren zum Züchten von Zellen, wobei die Zellen zur Bildung einer Zellschicht in einen Zellkulturraum eingeleitet werden. Die Erfindung betrifft auch eine Vorrichtung zum Züchten von Zellen und eine Trägerstruktur hierfür.

In der DE 199 35 643 Al ist ein Verfahren und eine Vorrichtung zum Züchten von Zellen beschrieben, wobei Zellen auf einem Träger in einem formbaren Zellkulturraum zwischen Folien gezüchtet werden. Der Träger ist dabei mit den Folien in einem Behälter als Bioreaktor eingebracht, wobei Nährstoffe und Sauerstoff von außen zugeführt werden.

Ein ähnliches Verfahren und eine Vorrichtung hierzu ist auch aus der DE 197 19 751 A1 bekannt. Das Aufwachsen der Zellen erfolgt dabei mehr oder weniger "unkontrolliert". Die Größe der Vorrichtung wird durch den Behälter vorgegeben, in welchem sich die zu bildende Zellschicht bzw. ein Implantat befindet.

Der vorliegenden Erfindung liegt die Aufgabe zugrunde, ein Verfahren und eine Vorrichtung zum Züchten von Zellen zu schaffen, das sehr vielseitig einsetzbar ist, insbesondere wobei aus den Zellen gebildete Formen, wie Implantate oder Prothesen, in sehr komplexer Form und in exakt definierbarer Größe hergestellt werden können.

Erfindungsgemäß wird dies bei einem Verfahren zum Züchten von Zellen, wobei die Zellen zur Bildung einer Zellschicht in einen Zellkulturraum eingeleitet werden, derart gelöst, dass der Zellkulturraum im Inneren einer Trägerstruktur gebildet wird, wobei die Trägerstruktur in ihrer Form und Größe wenigstens annähernd der durch die Zellen zu bildenden Form, wie einem Implantat oder einer Prothese, entspricht, wobei der Trägerstruktur Nährstoffe und/oder Sauerstoff zugeführt wird und wobei die Trägerstruktur außenseitig mit einer gegenüber Zellen undurchlässigen Grenzschicht versehen wird.

Erfindungsgemäß stellt nunmehr die Trägerstruktur den eigentlichen Bioreaktor selbst dar, während bisherige Bioreaktoren lediglich bestimmte einfache geometrische Formen, wie z.B. rund oder quadratisch, flach oder flaschenförmig, besaßen. Durch die außenseitig gegenüber den Zellen undurchlässige Grenzschicht wird eine exakt definierte Zellkulturraumgröße und Form gegeben, wobei die Form und Größe selbst durch die Trägerstruktur vorgegeben wird. Dies bedeutet, man kann die Trägerstruktur exakt in der Form ausbilden, wie die zu bildende Form, z.B. das Implantat oder die Prothese, später in ihrem Endzustand aussehen soll. Das herzustellende Implantat ist praktisch vorgegeben. So kann man z.B. mit einem Computertomogramm, mit welchem z.B. ein defekter Wirbelkörper erkannt wird, diesen exakt als Trägerstruktur nachbilden. In die Trägerstruktur, die entsprechend mit der Grenzschicht versehen worden ist, werden dann die Zellen entsprechend eingebracht. Vorzugsweise ist hierzu die Trägerstruktur aus einem mikroporösen oder auch aus einem grobporösen Material gebildet. Dabei kann die Trägerstruktur als entfernbares oder auch als umwandelbares Platzhaltermaterial ausgebildet sein, so dass sich die Zellschicht entsprechend dem gewünschten Implantat ausbilden kann.

Die Grenzschicht kann aus einem gegenüber den Zellen undurchlässigen Kunststoff gebildet sein, und hierfür z.B. durch Aufspritzen oder durch Tauchbad aufgebracht werden. Als geeignet hat sich z.B. flüssiges oder viskoses Polymer, Silikone, Polyurethane, Proteine, Alginate oder Harze herausgestellt.

Alternativ kann die Grenzschicht auch aus einem biologischen Material gebildet werden, wie z.B. aus einem Hydrogel oder Alginat. Bei Verwendung eines Alginates kann dieses in einer Kalziumchloridlösung polymerisiert und damit gegenüber Zellen undurchlässig gemacht werden. Zur nachfolgenden Entfernung und nach Fertigstellung des Implantates kann das polymerisierte Alginat in eine kalziumarme Lösung eingebracht werden, womit es sich wieder auflöst.

Sofern keine selbstauflösende Grenzschicht verwendet wird, kann man diese auch auf mechanische Weise nach Ende des Zellenzüchtverfahrenes entfernen.

Vorteilhafte Weiterbildungen und Ausgestaltungen der Erfindung ergeben sich aus den übrigen Unteransprüchen und aus den nachfolgend anhand der Zeichnung beschriebenen Ausführungsbeispielen.

Es zeigt:

Fig. 1 einen Wirbelkörper als zu bildendes Implantat in stark vereinfachter Darstellung;

- Fig. 2 ein Tauchbad für den Wirbelkörper nach der Fig. 1;
- Fig. 3 den Wirbelkörper nach der Fig. 1 mit einer Grenzschicht;
- Fig. 4 ein Lösungsbad für die Grenzschicht;
- Fig. 5 einen Behälter mit einer Nährmittellösung mit mehreren Implantaten;
- Fig. 6 ein Implantat in Röhrenknochenform;
- Fig. 7 ein Teilimplantat für eine Herzklappe;
- Fig. 8 das in der Fig. 3 dargestellte Implantat in einem Nährmittelkreislauf;
- Fig. 9 das in der Fig. 3 dargestellte Implantat in einem unter Druck setzbaren Behälter;
- Fig. 10 eine Trägerstruktur in Form eines Kniegelenkes in einem Behälter; und
- Fig. 11 die Trägerstruktur nach der Fig. 10 mit einer zusätzlichen Meniskusstruktur.

In der Fig. 1 ist schematisch die Form eines Wirbelkörpers dargestellt, an Hand dem nachfolgend die Erfindung näher beschrieben wird. Selbstverständlich ist der Wirbelkörper nur als ein mögliches Beispiel für eine Prothese oder ein Imp-

lantat anzusehen. Ausgangspunkt für den Wirbelkörper stellt eine Trägerstruktur 1 dar, die aus einem porösen Material, z.B. mikroporös oder auch grobporös, besteht. Als Material für die Trägerstruktur 1 kann ein stabiles, biodegradables oder auch remodelling-fähiges Material verwendet werden. So kann z.B. Knochenersatzmaterial oder auch Kalziumphosphat verwendet werden. Auch Kunststoffe und hybride Konstrukte, wobei ein technisches Material mit einem biologischen Material kombiniert wird, sind möglich. Wesentlich ist lediglich, dass Materialien verwendet werden, die gegenüber einzubringenden Zellen 2 inert sind bzw. die eingebrachten Zellen nicht schädigen oder die sich von den Zellen 2 "umbauen" lassen.

Damit ein definierter Zellkulturraum im Inneren der Trägerstruktur 1 für die Zellen 2 gegeben ist und damit die Größe und Form des zu bildenden Implantates eingehalten wird, ist dafür zu sorgen, dass die Außenwand der Trägerstruktur 1 gegenüber Zellen undurchlässig ist. Hierzu kann die Trägerstruktur 1 vor dem Einbringen der Zellen 2 z.B. in ein Tauchbad 3 (siehe Fig. 2) eingetaucht werden. Das Tauchbad 3 kann z.B. ein flüssiges oder viskoses Polymer sein, das eine Grenzschicht 4 (siehe Fig. 3) für die ansonsten poröse Trägerstruktur 1 bildet. Als Polymere zur Bildung einer Grenzschicht können z.B. Harze verwendet werden.

Anstelle einem Polymer kann zur Verkapselung der Trägerstruktur 1 durch Bildung einer Grenzschicht 4 auch ein Alginatmaterial verwendet werden, das in einer Kalziumchloridlösung in dem Tauchbad 3 polymerisiert wird. Eine derartige Grenzschicht 4 ist biologisch verträglich.

Die Grenzschicht 4 kann absolut dicht ausgebildet sein. Von Vorteil ist es jedoch, wenn sie wenigstens gaspermeabel ausgebildet ist. In diesem Falle kann durch die Grenzschicht 4 hindurch Sauerstoff eingebracht werden. Ebenso ist es auch möglich, eine Grenzschicht 4 zu bilden, die derart mikroporös ist, dass auch Nährstoffe durch die Grenzschicht 4 hindurch in das Innere der Trägerstruktur 1 diffundieren bzw. ein Stoffaustausch mit der Trägerstruktur, d.h. dem späteren Implantat, erfolgt.

Zur Zufuhr von Zellen 2, Nährmedium und gegebenenfalls einem Sauerstoffträger-Medium, z.B. Fluoridlösungen, Blut oder Blutersatzstoffe, kann die Trägerstruktur 1 mit einem Zulaufanschluss 5 versehen sein. Falls über den Zufuhranschluss 5 auch Nährstoffe in die Trägerstruktur 1 eingebracht werden sollen, kann man die Trägerstruktur 1 auch mit einem Ablaufanschluss 6 versehen, womit eine Durchströmung gegeben ist. Den Zulaufanschluss 5 und den Ablaufanschluss 6 kann man an die Trägerstruktur 1 vor dem Tauchbad 3 oder auch nach dem Tauchbad 3 einbringen, wobei selbstverständlich dafür zu sorgen ist, dass in dem Zulauf- und dem Auslaufbereich keine undurchlässige Grenzschicht 4 vorgesehen wird.

Die Trägerstruktur 1 kann als entfernbares oder auch als umwandelbares Platzhaltermaterial für die einzubringenden Zellen 2 ausgebildet sein. So kann z.B. für die Trägerstruktur 1 ein Material verwendet werden, das bei Zugabe von körpereigenen Zellen aufgelöst wird, z.B. durch Enzyme. Auf diese Weise wird eine körpereigene Matrix gebildet, die patientenspezifisch ist.

Als Grenzschicht 4 kann auch ein Gel verwendet werden, das eine geschlossene Membran als Grenzschicht bildet.

Nach Beendigung des Zellbildungsprozesses bzw. des aus den Zellen 2 gebildeten Implantates muss die Grenzschicht 4 wieder entfernt werden. Wenn sie aus biologischem Material ist, kann man sie entsprechend wieder biologisch abbauen, wie dies z.B. bei Gelen oder Alginaten der Fall ist. Hierzu kann die Trägerstruktur 1 mit der Grenzschicht 4 gemäß Fig. 4 wiederum in ein Bad 7 eingetaucht werden, das die Grenzschicht 4 abbaut. Bei Verwendung von Alginaten kann man hierfür eine Lösung verwenden, die Kalzium entzieht, so dass sich die Grenzschicht 4 entsprechend auflöst. Die Grenzschicht 4 kann auch so ausgebildet sein, dass sie sich durch enzymatische oder hydrolytische Prozesse selbst auflöst. Die Grenzschicht 4 kann auch vaskularisiert oder vorvaskularisiert (z.B. durch Endoter- oder Stammzellen) sein.

Bei Verwendung von Kunststoffen oder Silikon, welche sich nicht auf einfache Weise auflösen lassen, kann man die Grenzschicht 4 gegebenenfalls auch auf mechanische Weise entfernen. Um diese Entfernung zu erleichtern, kann zwischen der Trägerstruktur 1 und der Grenzschicht 4 eine Zwischenschicht angeordnet werden, die keine Bindung mit dem Material der Trägerstruktur 1 eingeht. Durch diese Zwischenschicht lässt sich dann die Grenzschicht 4 leichter ablösen. Hierfür kann z.B. eine Lipidschicht, eine Protein- und/oder Albuminschicht oder andere auflösbare oder ablösbare Schichten (bi- odegradabel oder erosionsfähige Schichten) verwendet werden.

Statt einer Zuführung von Zellen 2 über den Zulaufanschluss 5 kann gegebenenfalls auch die Trägerstruktur 1 z.B. in eine

wässrige oder pastöse Lösung eingetaucht werden, in der sich Zellen 2 zusammen mit Nährlösung befinden. In diesem Falle saugt sich die Trägerstruktur 1 entsprechend mit Zellen 2 und Nährlösung voll. Anschließend erfolgt die Verkapselung durch eine Grenzschicht 4 in dem Tauchbad 3.

Anstelle eines Tauchbades 3 kann selbstverständlich auch eine Grenzschicht 4 als Barriere für die Zellen 2 aufgespritzt oder aufgestrichen werden.

In Fig. 5 ist eine Ausgestaltung vorgesehen, wobei mehrere mit Grenzschichten 4 versehene Trägerstrukturen 1 in ein Nähermittelbad 9 eingebracht werden, damit der Wachstumsprozess in Gang gerät. Gegebenenfalls kann auch hier zusätzlich für eine Sauerstoffzufuhr in das Nährmittelbad 9 gesorgt werden.

In der Fig. 6 ist als Anwendungsbeispiel eine Trägerstruktur 1 in Form eines Röhrenknochens dargestellt, der ebenfalls innen- und außenseitig mit der Grenzschicht 4 versehen ist und ebenfalls einen Zulaufanschluss 5 und einen Ablaufanschluss 6 besitzen kann. In das Innere der Trägerstruktur 1 kann man dann als Zellen Stammzellen einbringen, die aus dem Knochenmark stammen, welche man z.B. mit Biopsie gewinnen kann. Die Stammzellen bilden dann aus dem fremden Trägerstrukturmaterial zunehmend zeitabhängig ein eigenes Knochenmaterial. Selbstverständlich muss das Material der Trägerstruktur 1 dann entsprechend auflösbar, z.B. aus Kalziumphosphat, gebildet sein.

Die Fig. 7 zeigt ausschnittsweise eine Herzklappe mit einem Edelstahlteil, z.B. Titanteil 10, um das außen die Träger-

struktur 1 angeordnet ist, wobei ebenfalls ein Zulaufanschluss 5 und ein Ablaufanschluss 6 vorgesehen sein können. In diesem Falle wird zusammen mit dem Titanteil 10 eine Trägerstruktur 1 vorgegeben, die der Form einer Herzklappe nachgebildet ist. Anstelle der Verwendung von Titan 10 kann auch eine Polyurethanprothese als Herzklappe verwendet werden.

Die Fig. 8 zeigt prinzipmäßig die Anordnung einer Trägerstruktur 1 mit Zellen 2 und einer Grenzschicht 4 in einem Kreislauf 11 mit einer Pumpe 12 und einem Medienreservoir 13. In dem Medienreservoir 13 können Zellen und/oder Nährlösung angeordnet sein. In den Kreislauf 11 kann auch ein Sauerstoffträger eingebunden werden.

Die Fig. 9 zeigt die Anordnung einer Trägerstruktur 1 in einem Behälter 14, in den eine Zulaufleitung 15 für Nährstoffe und/oder Sauerstoff mündet, welche mit dem Zulaufanschluss 5 verbunden ist. Eine Ablaufleitung 16 führt aus dem Behälter 14 heraus und ist mit dem Ablaufanschluss 6 verbunden.

Zusätzlich ist der Behälter 14 mit einem Anschluss 17 zur Einleitung von Druckmittel und gegebenenfalls auch mit einem Auslauf 18 zu dessen Ableitung versehen. Als Druckmittel kann ein Gas oder ein flüssiges Medium verwendet werden.

Es hat sich nämlich herausgestellt, dass die Bildung einer Zellschicht und das Zellwachstum deutlich verbessert wird, wenn man die Zellen 2 einer Druckbelastung aussetzt. Auf diese Weise werden noch bessere in-vivo-Verhältnisse geschaffen.

Durch die Druckbeaufschlagung der Trägerstruktur 1 über den unter Druck gesetzten Behälter 14 wird eine großflächige Druckbeaufschlagung erreicht, welche in-vivo-Verhältnisse sehr gut simuliert. Dabei können die Druckbelastungen auch wechselnd aufgebracht werden.

Die Fig. 10 zeigt hierfür eine mögliche Ausführungsform für Gelenkknorpeln, die auf einer Trägerstruktur 1, welche ein Kniegelenk darstellen soll, gezüchtet werden.

Für das Kniegelenk, welches ebenfalls eine Trägerstruktur 1'z.B. aus Trikalziumphosphat sein kann, können ebenfalls Zellen 2' auf nicht näher dargestellte Weise eingebracht werden. Gegebenenfalls kann zur Abgrenzung auch zwischen der Trägerstruktur 1' und der Trägerstruktur 1, in welcher Knorpelzellen 2 gezüchtet werden, eine Grenzschicht eingebracht werden, damit eine klar Trennung zwischen den Zellen 2 und 2' hergestellt wird.

Über den Zulaufanschluss 17 erfolgt eine Druckbeaufschlagung des Inneren des Behälters 14 durch eine Pumpe 19. Durch die Pumpe 19 können wechselnde Drücke in den Innenraum des Behälters 14 eingebracht werden. Wie dargestellt, ist in diesem Falle ein Ablaufanschluss 18 nicht unbedingt vorhanden.

Wie gestrichelt in der Fig. 10 angedeutet, kann um die beiden Trägerstrukturen 1 und 1' zusätzlich noch eine Schutzfolie 20 angeordnet sein. Die Schutzfolie 20 kann für einen Transport der Einheit aus den beiden Trägerstrukturen 1 und 1' vorgesehen sein und diese Einheit entsprechend steril abschließen. Durch die Ausbildung als elastisch dehnbare Folie 20 ist sichergestellt, dass die durch die Pumpe 19 aufge-

brachte Druckbelastung auf die Trägerstrukturen 1 und 1' weitergeleitet wird.

Anstelle von Trikalziumphosphat für die Trägerstrukturen 1 und 1' können im Knochenersatzbereich auch Collagene verwendet werden, wobei z.B. auch ein Meniskus gezüchtet werden kann. Ebenso sind Bindegewebsstrukturen, Polymere, wie Polylaktide oder andere chemische Strukturen, verwendbar. Wesentlich ist lediglich, dass sich aus diesen Materialien Formen erstellen lassen, die dem gewünschten Implantat entsprechen.

Zusätzlich lässt sich der Behälter 14 im Bedarfsfalle auch mit elektrischen Anschlüssen versehen, durch die man über nicht dargestellte Verbindungsleitungen elektrische Impulse den Zellen 2 und 2' auferlegen kann, womit ebenfalls noch besser in-vivo-Simulationen erzielt werden können.

Die in der Fig. 11 dargestellte Ausführungsform entspricht im wesentlichen der in Fig. 10 besprochenen Form, weshalb auch für die gleichen Teile die gleichen Bezugszeichen beibehalten worden sind.

Unterschiedlich ist lediglich, dass zusätzlich noch eine Meniskusstruktur 21 aufgebracht worden ist, über die wiederum eine Trägerstruktur 1" liegt.

Zur Vereinfachung ist in diesem Falle eine gegen Zellen 2 undurchlässige Grenzschicht 4 über die gesamte Einheit geschaffen.

Die Grenzschicht 4 kann auch durch Zellen selbst gebildet werden, die man dazu benutzt, ein Membran zu züchten. Auf der Trägerstruktur 1 wird dann z.B. Bindegewebe als Umkapselung gebildet. Dies kann z.B. durch Überwachsungsprozesse mit Zellen, wie z.B. Chondrozyten, Fibroblasten oder Osteoblasten, erfolgen. Diese Zellen stellen dann praktisch Verpackungszellen und eine Grenzschicht für die zu züchtenden Zellen 2 dar.

Patentansprüche

- 1. Verfahren zum Züchten von Zellen (2), wobei die Zellen (2) zur Bildung einer Zellschicht in einen Zellkulturraum eingeleitet werden, der im Inneren einer Trägerstruktur (1) gebildet wird, wobei die Trägerstruktur (1) in ihrer Form und Größe wenigstens annähernd der durch die Zellen (2) zu bildenden Form, wie einem Implantat oder einer Prothese, entspricht, wobei der Trägerstruktur (1) Nährstoffe und/oder Sauerstoff zugeführt wird und wobei die Trägerstruktur (1) außenseitig mit einer gegenüber Zellen undurchlässigen Grenzschicht (4) versehen wird.
- 2. Verfahren nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, dass die Trägerstruktur (1) aus einem porösen gegenüber den Zellen (2) durchlässigen Material besteht.
- 3. Verfahren nach Anspruch 1 oder 2,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 die Trägerstruktur (1) als entfernbares oder durch die
 Zellen (2) umwandelbares Platzhaltermaterial ausgebildet
 wird.
- 4. Verfahren nach Anspruch 3,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 die Trägerstruktur (1) Kalziumphosphat aufweist.

- 5. Verfahren nach Anspruch 2,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 die Trägerstruktur (1) zu Züchtungsbeginn mit Zellen und
 mit Nährlösung versehen wird, wonach die Grenzschicht
 (4) aufgebracht wird.
- 6. Verfahren nach Anspruch 1,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 die Grenzschicht (4) aus einem biologischen oder synthetischen Material gebildet wird.
- 7. Verfahren nach Anspruch 6,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 die Grenzschicht (4) aus einem Hydrogel gebildet wird.
- 8. Verfahren nach Anspruch 6,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 die Grenzschicht (4) aus einem Alginat gebildet wird,
 das in einer Kalziumchloridlösung polymerisiert und nach
 Bildung der Zellschicht durch eine kalziumarme Lösung
 von der Trägerstruktur (1) wieder abgelöst wird.
- 9. Verfahren nach Anspruch 6,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 die Grenzschicht (4) durch eine Überwachsung mit Zellen
 gebildet wird, die ein Membran bilden.
- 10. Verfahren nach Anspruch 9,
 dadurch gekennzeichnet, dass

15

die Grenzschicht (4) durch Knorpelzellen oder Fibroblasten, Osteoblasten oder Chondrozyten gebildet wird.

- 11. Verfahren nach Anspruch 1,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 die Grenzschicht (4) gaspermeabel ausgebildet wird.
- 12. Verfahren nach Anspruch 1,
 d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t , dass
 die Grenzschicht (4) durch Aufspritzen eines gegenüber
 Zellen undurchlässigen Materials oder durch ein Tauchbad
 (3) aufgebracht wird.
- 13. Verfahren nach Anspruch 1,
 d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t , dass
 zwischen der Trägerstruktur (1) und der Grenzschicht (4)
 eine Zwischenschicht eingebracht wird, die keine Verbindung mit der Trägerstruktur (1) eingeht.
- 14. Verfahren nach Anspruch 13,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 als Zwischenschicht eine Lipidschicht, Glykoproteine,
 Proteine oder biologisch abbaubare oder ablösbare
 Schichten eingebracht wird.
- 15. Verfahren nach Anspruch 1,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 ein flüssiges oder viskoses Polymer als Grenzschicht (4)
 verwendet wird.
- 16. Verfahren nach Anspruch 1,

dadurch gekennzeichnet, dass die Trägerstruktur (1) mit Zu- und Abläufen (5,6) für Sauerstoff und/oder Nährstoffe versehen wird.

- 17. Verfahren nach Anspruch 1,
 dad urch gekennzeichnet, dass
 die Grenzzschicht (4) mechanisch abgeziehbar ausgebildet
 wird.
- 18. Verfahren nach Anspruch 1,
 dad urch gekennzeichnet, dass
 die Grenzschicht (4) ablösbar oder auflösbar ausgebildet
 und/oder vaskularisiert oder vorvaskularisiert wird.
- 19. Verfahren nach Anspruch 1,
 dad urch gekennzeichnet, dass
 mehrere Trägerstrukturen (1) in eine Nährlösung eingebracht werden.
- 20. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 19,
 dad urch gekennzeichnet, dass
 die Trägerstruktur (1) durch ein flüssiges oder gasförmiges Medium Druckbelastungen ausgesetzt wird.
- 21. Verfahren nach Anspruch 20,
 dad urch gekennzeichnet, dass
 wenigstens eine Trägerstruktur (1) in einen Behälter
 (14) eingesetzt wird, der durch ein Druckmedium (19) einem wechselnden Gas- oder Flüssigkeitsdruck ausgesetzt
 wird.
- 22. Verfahren nach Anspruch 20 oder 21,

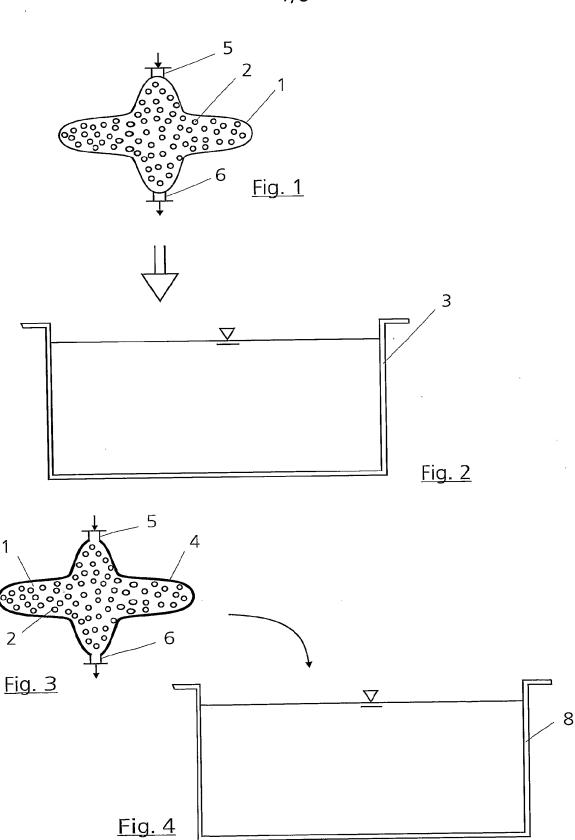
dad urch gekennzeichnet, dass um die Trägerstruktur (1) eine Schutzfolie (20) gelegt wird, die einen Druckraum um die Trägerstruktur (1) bildet, wobei die Schutzfolie (20) auf der von der Trägerstruktur (1) abgewandten Seite Druckbelastungen ausgesetzt wird.

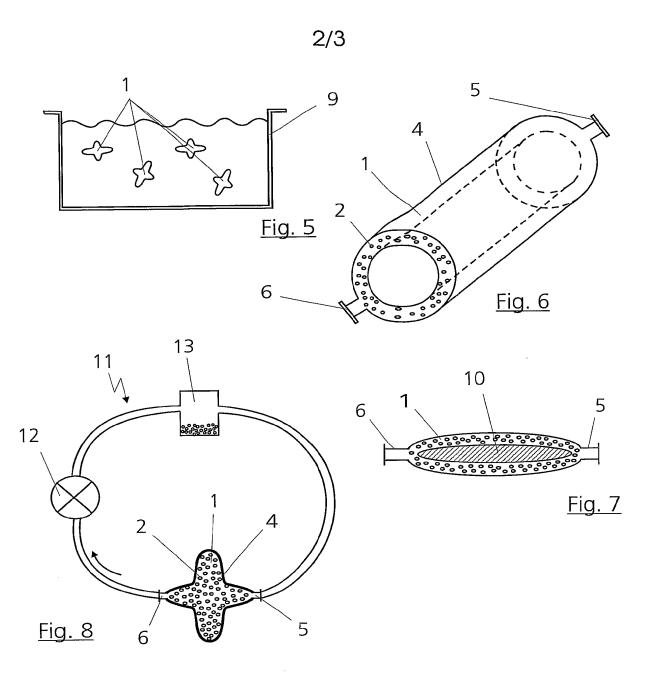
- 23. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 22, dad urch gekennzeichnet, dass die Trägerstruktur (1) in einen Nährstoffkreislauf (11) eingebunden und mit einem Sauerstoffträger verbunden wird.
- 24. Verfahren nach Anspruch 23,
 dad urch gekennzeichnet, dass
 in dem Kreislauf (11) ein Nährstoffreservoir (13) eingesetzt wird.
- 25. Vorrichtung zur Durchführung des Verfahrens nach einem der Ansprüche 1 bis 24,
 dad urch gekennzeichnet, dass die Trägerstruktur (1) mit Zu- und Abläufen (5,6) versehen und in einem mit Zu- und Abläufen (15,16) versehenen Behälter (14) eingesetzt ist.
- 26. Vorrichtung nach Anspruch 25,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 die Trägerstruktur (1) in einen Nährmittelkreislauf (11)
 eingesetzt ist.
- 27. Vorrichtung nach Anspruch 25, dad urch gekennzeichnet, dass

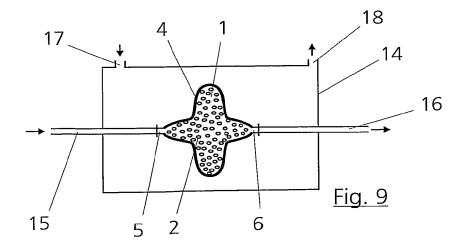
die Trägerstruktur (1) in Form und Größe wenigstens annähernd einem Wirbelkörper entspricht.

- 28. Vorrichtung nach Anspruch 25,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 die Trägerstruktur (1) in Form und Größe wenigstens annähernd einem Knochenteil entspricht.
- 29. Vorrichtung nach Anspruch 25,
 dadurch gekennzeichnet, dass
 der Behälter (14) mit wenigstens einem Druckanschluss
 (17) zur Verbindung mit einer Druckquelle (19) versehen
 ist.
- 30. Trägerstruktur zum Züchten von Zellen (2), wobei zur Bildung einer Zellschicht in einem Zellkulturraum im Inneren der Trägerstruktur (1) diese aus einem porösen Material gebildet und außenseitig mit einer gegenüber Zellen undurchlässigen Grenzschicht (4) versehen ist.

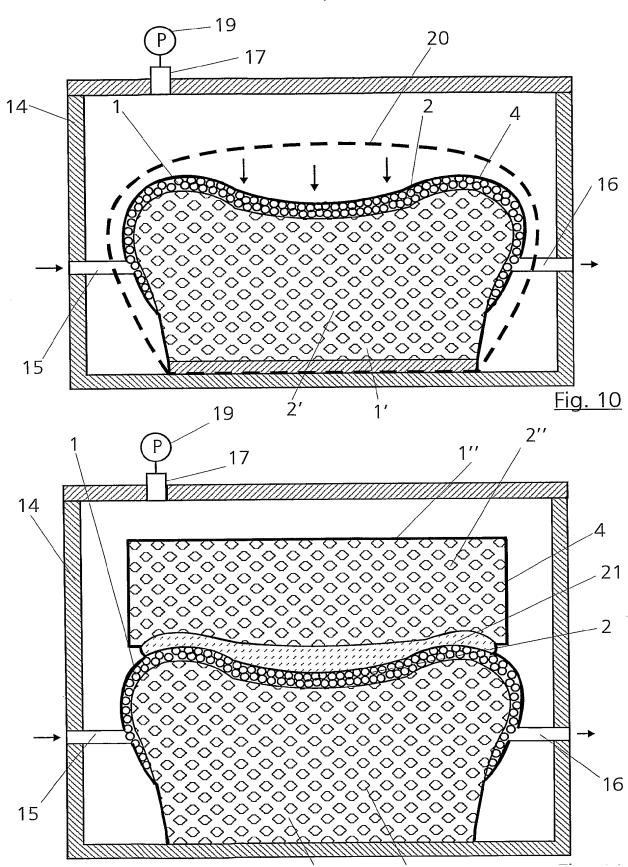








3/3



INTERNATIONAL SEARCH REPORT

al Application No PCT/EF 03/08325

_							_
	OI 4 C	CIEIO A.	TION!	ac CHE IE	:CT X	MATTED	
м.	ULAS	JOHNICA	י אוטנו	OF SUBJE		11M11L11	
			~ = .	27/38		C12M3	100
11	PC 7	, ,	ムコー	') /		1 1 2191 3	/IIn

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

 $\frac{\text{Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)}}{IPC~7~C12M~A61L~A61F~B01L}$

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

EPO-Internal, WPI Data, PAJ

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category °	Citation of document, with indication, where appropriate, of th	Relevant to claim No.	
X	DE 199 35 643 A (BADER AUGUSTI 1 February 2001 (2001-02-01) column 2, line 7 -column 3, li column 3, line 40 -column 4, l column 6, line 37 - line 67 figures 1-11 claims 1-40	ne 19	1-30
X	DE 197 19 751 A (BADER AUGUSTI 12 November 1998 (1998-11-12) cited in the application column 2, line 9 - line 59 column 3, line 12 - line 58 figures 1-4 claims 1-16	NUS DR MED)	30
X Furt	ther documents are listed in the continuation of box C.	X Patent family members are lister	d in annex.
"A" docum consi- "E" earlier filing "L" docum which cliatic "O" docum other	ategories of cited documents: nent defining the general state of the art which is not dered to be of particular relevance document but published on or after the international date ent which may throw doubts on priority claim(s) or is cited to establish the publication date of another on or other special reason (as specified) nent referring to an oral disclosure, use, exhibition or means ent published prior to the international filling date but than the priority date claimed	"T" later document published after the inforpriority date and not in conflict wit cited to understand the principle or tinvention "X" document of particular relevance; the cannot be considered novel or cannot involve an inventive step when the "Y" document of particular relevance; the cannot be considered to involve an idecument is combined with one or ments, such combination being obvi in the art. "&" document member of the same pater	h the application but heory underlying the claimed invention of the considered to locument is taken alone claimed invention nventive step when the lore other such docu-ous to a person skilled
Date of the	actual completion of the international search	Date of mailing of the international s	earch report
č	December 2003	22/12/2003	
Name and	mailing address of the ISA European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2 NL 2280 HV Rijswijk Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl, Fax: (+31-70) 340-3016	Authorized officer Menidjel, R	

INTERNATIONAL SEARCH REPORT



International Application No PCT/EP 03/08325

C/Continu	ation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT	3/08325	
Category °	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.	
A	WO 02 24861 A (BADER AUGUSTINUS) 28 March 2002 (2002-03-28) page 2, paragraph 3 -page 3, paragraph 1 figures 1-4 claims 1-25	1-30	
P,X	DE 101 04 008 A (BIONETHOS HOLDING) 1 August 2002 (2002-08-01) column 1, line 45 -column 2, line 26 column 2, line 43 -column 3, line 31 figures 1,2 claims 1-10	1-30	
	<u>.</u>		

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

mation on patent family members

International Application No PCT/L1 03/08325

Patent document cited in search report		Publication date		Patent family	Publication
		uate		member(s)	date
DE 19935643	Α	01-02-2001	DE	19935643 A1	01-02-2001
			ΑU	6560200 A	19-02-2001
			CA	2387549 A1	08-02-2001
			CN	1382209 T	27-11-2002
			DE	29923810 U1	19-04-2001
			WO	0109282 A2	08-02-2001
			EP	1198555 A2	24-04-2002
DE 19719751	 А	12-11-1998	DE	19719751 A1	12-11-1998
			AT	237677 T	15-05-2003
			ΑU	727629 B2	14-12-2000
			ΑU	7763698 A	08-12-1998
			DE	59807973 D1	22-05-2003
		*	WO	9851779 A1	19-11-1998
			ΕP	0983341 Al	08-03-2000
			JP	2001524830 T	04-12-2001
			NO	995240 A	27-10-1999
			US 	6468792 B1	22-10-2002
WO 0224861	Α	28-03-2002	DE	10046175 A1	28-03-2002
			ΑU	8979101 A	02-04-2002
			WO	0224861 A2	28-03-2002
			EP	1319062 A2	18-06-2003
DE 10104008	 А	01-08-2002	DE	10104008 A1	01-08-2002

INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

	• • • • • • • • • • • • • • • • • • •			renzeichen
			PCT/ET 03,	/08325
a. klassii IPK 7	Fizierung des anmeldungsgegenstandes A61L27/38 C12M3/06			
Nach der Int	ernationalen Patentklassifikation (IPK) oder nach der nationalen Klass	ifikation und der IPK	.,, .	
	RCHIERTE GEBIETE ter Mindestprüfstoff (Klassifikationssystem und Klassifikationssymbolo	2)		···
IPK 7	C12M A61L A61F B01L	- ,		
Recherchier	te aber nicht zum Mindestprüfstoff gehörende Veröffentlichungen, sow	veit diese unter die red	cherchierten Gebiete	fallen
Während de	er inlernationalen Recherche konsultierte elektronische Datenbank (Na	me der Datenbank ur	nd evil. verwendete S	Suchbegriffe)
EPO-In	ternal, WPI Data, PAJ			
	SENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN	dor in Patrocht komm	ondon Taile	Betr. Anspruch Nr.
Kategorie°	Bezeichnung der Veröffentlichung, sowelt erforderlich unter Angabe	ger in Betracht komm	enden rene	Bell. Anspidon Nr.
х	DE 199 35 643 A (BADER AUGUSTINUS 1. Februar 2001 (2001-02-01) Spalte 2, Zeile 7 -Spalte 3, Zeile Spalte 3, Zeile 40 -Spalte 4, Zei Spalte 6, Zeile 37 - Zeile 67	e 19		1-30
	Abbildungen 1-11 Ansprüche 1-40	DD MED)		
X	DE 197 19 751 A (BADER AUGUSTINUS 12. November 1998 (1998-11-12) in der Anmeldung erwähnt Spalte 2, Zeile 9 - Zeile 59 Spalte 3, Zeile 12 - Zeile 58 Abbildungen 1-4 Ansprüche 1-16	DK MED)		30
		/		
1				
	l itere Veröffentlichungen sind der Fortsetzung von Feld C zu nehmen	X Siehe Anhan	g Patentfamilie	
° Besonder	e Kalegorien von angegebenen Veröffentlichungen : entlichung, die den allgemeinen Stand der Technik definiert,	oder dem Priorität	tsdatum veröffentlich	n internationalen Anmeldedatum it worden .ist und mit der ir zum Verständnis des der
"E" älteres	nicht als besonders bedeutsam anzusehen ist Dokument, das jedoch erst am oder nach dem internationalen Idedalum veröffentlicht worden ist	Erfindung zugrund Theorie angegebe	deliegenden Prinzips en ist	oder der ihr zugrundeliegenden utung; die beanspruchte Erfindun
'L' Veröffe schei	entlichung, die geeignet ist, einen Prioritätsanspruch zweifelhaft er- nen zu lassen, oder durch die das Veröffentlichungsdatum einer ren im Bech erchenbericht genannten Veröffentlichung belegt werden	kann allein aufgru erfinderlscher Tät "Y" Veröffentlichung v	ind dieser Veröffentli igkeit beruhend betr on besonderer Bede	chung nicht als neu oder auf achtet werden utung; die beanspruchte Erfindun
soll o ausg 'O' Veröff eine	der die aus einem anderen besonderen Grund angegeben ist (wie erührt) entlichung, die sich auf eine mündliche Offenbarung, Benutzung, eine Ausstellung oder andere Maßnahmen bezieht	kann nicht als auf werden, wenn die Veröffentlichunge	erfinderischer Tätig Veröffentlichung mi n dieser Kategorie ir für einen Fachmann	keit berühend betrachtet t einer oder mehreren anderen n Verbindung gebracht wird und n naheliegend ist
	Beanspruchten Phoniatsdatum verbreimlicht worden ist Beanspruchten Abschlusses der Internationalen Recherche	Absendedatum d	es internationalen Re	echerchenberichts
	9. Deze m ber 2003	22/12/	2003	
Name und	Name und Poslanschrift der Internationalen Recherchenbehörde Bevollmächtigter Bediensteter			

Menidjel, R

Europäisches Patentamt, P.B. 5818 Patentlaan 2 NL – 2280 HV Rijswijk Tel. (+31–70) 340–2040, Tx. 31 651 epo nl, Fax: (+31–70) 340–3016

INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Internationales Aktenzeichen
PCT/Er 03/08325

	PCT/Er	03/08325
C.(Fortsetz	ang) ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN	
Kategorie°	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
A	WO O2 24861 A (BADER AUGUSTINUS) 28. März 2002 (2002-03-28) Seite 2, Absatz 3 -Seite 3, Absatz 1 Abbildungen 1-4 Ansprüche 1-25	1-30
Р,Х	DE 101 04 008 A (BIONETHOS HOLDING) 1. August 2002 (2002-08-01) Spalte 1, Zeile 45 -Spalte 2, Zeile 26 Spalte 2, Zeile 43 -Spalte 3, Zeile 31 Abbildungen 1,2 Ansprüche 1-10	1-30
•	•	

INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Angaben zu Veröffentlichunge er zur selben Patentfamilie gehören

Internationales Aktenzeichen PCT/EP 03/08325

Im Recherchenbericht angeführtes Patentdokument	Datum der Veröffentlichung		Mitglied(er) der Patentfamilie	Datum der Veröffentlichung	
DE 19935643	01-02-2001	DE AU CA CN DE WO EP	19935643 A1 6560200 A 2387549 A1 1382209 T 29923810 U1 0109282 A2 1198555 A2	01-02-2001 19-02-2001 08-02-2001 27-11-2002 19-04-2001 08-02-2001 24-04-2002	
DE 19719751	A 12-11-1998	B DE AT AU DE WO EP JP NO US	19719751 A1 237677 T 727629 B2 7763698 A 59807973 D1 9851779 A1 0983341 A1 2001524830 T 995240 A 6468792 B1	12-11-1998 15-05-2003 14-12-2000 08-12-1998 22-05-2003 19-11-1998 08-03-2000 04-12-2001 27-10-1999 22-10-2002	
WO 0224861	A 28-03-2002	DE AU WO EP	10046175 A1 8979101 A 0224861 A2 1319062 A2	28-03-2002 02-04-2002 28-03-2002 18-06-2003	
DE 10104008	A 01-08-2002	DE	10104008 A1	01-08-2002	